

ПРОФИЛАКТИЧЕСКОЕ ВВЕДЕНИЕ БЕЛКА ТЕПЛОВОГО ШОКА HSP70 ОСЛАБЛЯЕТ ЛИХОРАДОЧНУЮ РЕАКЦИЮ ПРИ ЭНДОТОКСЕМИИ У ГОЛУБЕЙ (*COLUMBA LIVIA*) И КРЫС

© 2021 г. К. В. Лапшина^{1,*}, И. В. Гужова², И. В. Екимова¹

¹ Институт эволюционной физиологии и биохимии им. И.М. Сеченова РАН, Санкт-Петербург, Россия

² Институт цитологии РАН, Санкт-Петербург, Россия

*E-mail : ksenia.lapshina@gmail.com

Поступила в редакцию 28.04.2021 г.

После доработки 17.06.2021 г.

Принята к публикации 23.06.2021 г.

Известно, что стресс-индуцибельный белок теплового шока 70 кДа (Heat shock protein 70, Hsp70) способен оказывать защитный эффект при эндотоксемии и сепсисе благодаря способности взаимодействовать с рецепторами иммунокомпетентных клеток и модулировать иммунный ответ. Однако остается не известным, способен ли Hsp70 ослабить лихорадочную реакцию, характерную для эндотоксемии. Нами было выполнено сравнительно-физиологическое исследование, в ходе которого у голубей и крыс с предварительно вживленными электродами и термисторами для регистрации показателей терморегуляции (температуры мозга, периферической вазомоторной реакции, сократительной активности мышц) были изучены эффекты профилактического введения рекомбинантного Hsp70 человека (HSPA1A) при эндотоксемии, вызванной введением липополисахарида (ЛПС), а также проанализировано изменение числа лейкоцитов у крыс в тех же условиях. Установлено, что профилактическое введение Hsp70 уменьшает величину ЛПС-индуцированного лихорадочного ответа у голубей и крыс и ускоряет нормализацию числа лейкоцитов в крови у крыс. Полученные данные свидетельствуют об универсальности физиологических механизмов реализации защитных свойств Hsp70 у данных представителей теплокровных животных.

Ключевые слова: белок теплового шока 70 кДа, эндотоксемия, температура мозга, лейкоциты, голубь, крыса

Список сокращений: Hsp70 – heat shock protein 70 kDa, белок теплового шока 70 кДа, IL-1 β – interleukin-1 β , интерлейкин-1 β , IL-6 – interleukin-6, интерлейкин-6, PGE₂ – prostaglandine E₂, простагландин E₂, TLR – Toll-like receptors, Toll-подобные рецепторы, TNF- α – tumor necrosis factor α , фактор некроза опухолей α , ЛПС – липополисахарид, САМ – сократительная активность мышц, T_м – температура мозга, T_{кп} – температура кожных покровов, ЭМГ – электромиограмма

DOI: 10.31857/S0044452921050090

Эндотоксемия – состояние, вызываемое увеличением уровня эндотоксина грамотрицательных бактерий липополисахарида (ЛПС) в крови. В первую очередь ЛПС влияет на функции иммунокомпетентных клеток и клеток эндотелия сосудов, приводя к активации иммунной системы, усилению синтеза провоспалительных цитокинов, развитию фебрильной реакции (лихорадки), изменениям в функционировании нервной, эндокринной и др. систем организма [1–3]. Лихорадка является древним защитно-приспособительным механизмом, характерным для эктотермных и эндотермных позвоночных, и направленным на обеспечение оптимальных условий для функционирования иммунной системы и элиминации патогена [2, 4]. У эктотермных животных при развитии иммунного

ответа наблюдается поведенческая лихорадка – для повышения температуры тела они стараются выбрать более теплое место [2, 4]. У эндотермных животных (млекопитающих и птиц) регулируемое повышение температуры тела при действии ЛПС или других патогенов происходит благодаря ограничению теплоотдачи за счет периферической вазоконстрикции и усилению сократительного и не-сократительного термогенеза [5–8]. Следует отметить, что при изучении изменений терморегуляции при эндотоксемии и других состояниях, сопровождаемых лихорадкой, основное внимание уделяется оценке температуры тела, тогда как изучению температуры мозга (T_м) посвящено существенно меньше исследований. Ряд данных литературы свиде-

тествует о том, что повышение T_m при гипертермии и ЛПС-индуцированной эндотоксемии может усиливать проницаемость гемато-энцефалического барьера, влиять на активность нейронов и метаболизм головного мозга, способствовать усилению продукции бета-амилоида [9–13]. Предполагается, что повышение T_m является особенно критичным для пациентов с черепно-мозговыми травмами, ишемическими и геморрагическими инсультами, маленьких детей со склонностью к фебрильным судорогам [14, 15]. Такой сценарий может быть опасен и для септических пациентов при развитии хронической фебрильной реакции, например, при повышении в крови количества ЛПС и наличии bacteriemia, или при развитии “цитокинового шторма” и вирусного сепсиса, наблюдающегося в тяжелых случаях при заражении SARS-coV-2 [16, 17].

Имеющиеся данные литературы свидетельствуют о том, что ЛПС-индуцированная эндотоксемия вызывает у представителей различных групп животных (млекопитающих, птиц, рыб, иглокожих) усиление экспрессии стресс-индуцируемого белка теплового шока с молекулярной массой 70 кДа (Heat shock proteins, HSP70) в различных тканях [18–22]. Hsp70 относится к эволюционно-древней системе шаперонов, оказывающей защитный эффект на клеточном и организменном уровнях при действии различных стрессорных факторов и характеризующейся чрезвычайно консервативной структурой [23]. Известно, что Hsp70 способен выходить в системный кровоток и модулировать активность иммунокомпетентных клеток, однако механизмы его взаимодействия с различными типами клеток до сих пор окончательно не изучены. Считалось, что внеклеточный Hsp70, получивший название “шаперокин”, может выполнять функцию “сигнала опасности” за счет взаимодействия с различными рецепторами моноцитов/макрофагов, дендритных клеток и нейтрофилов (Toll-подобными рецепторами (Toll-like receptors, TLR 2,4), CD91, CD40, Lox-1 и др.), вызывая выработку провоспалительных цитокинов и NO, а также участвуя в презентации антигена [24–27]. Внутривенное введение экзогенного Hsp70 способствует уменьшению смертности при сепсисе, корректирует некоторые показатели гемодинамики и свертываемости, нормализует уровень билирубина и креатинина, в экспериментах *in vitro* снижает продукцию NO макрофагами, уменьшает продукцию активных форм кислорода и частично нормализует апоптоз нейтрофилов в модели эндотоксического сепсиса [28–31]. Приведенные выше данные свидетельствуют о способности экзогенного Hsp70 влиять на показатели иммунного ответа и оказывать защит-

ный эффект в моделях сепсиса, однако не позволяют сделать вывод о том, происходит ли при этом коррекция характерных для действия ЛПС изменений температуры тела, периферической вазомоторной реакции, сократительного термогенеза. Исследований, направленных на изучение влияния экзогенного Hsp70 на показатели терморегуляции при лихорадочной реакции, до сих пор не проводилось. Ранее было показано, что экзогенный Hsp70, введенный в ликворную систему головного мозга, способен вызывать снижение T_m , сократительного термогенеза и частоты сердечных сокращений у голубей в контрольных условиях [32, 33]. Эти изменения были сопряжены с увеличением длительности эпизодов и общего времени медленного сна, обладающего антистрессовой функцией. Эти данные явились обоснованием для исследования эффектов экзогенного Hsp70 на терморегуляторные показатели лихорадочного ответа и показатели системного воспаления (лейкоцитоз) в модели эндотоксемии у представителей животных класса птиц (голуби *Columba Livia*) и млекопитающих (крысы популяции Вистар).

Проведение сравнительно-физиологического исследования эффектов Hsp70 при эндотоксемии позволит выяснить вклад стресс-индуцируемого белка Hsp70 в механизмы регуляции лихорадочного ответа при эндотоксемии, а также выявить общие и специфические закономерности в проявлении возможных защитных эффектов Hsp70 при действии бактериальных эндотоксинов.

Задачей данного исследования явилось проведение сравнительного анализа эффектов экзогенного Hsp70 на показатели лихорадочной реакции (T_m , периферическую вазомоторную реакцию, сократительную активность мышц (САМ), и число лейкоцитов) при ЛПС-индуцированной эндотоксемии у голубей *Columba Livia* и крыс популяции Вистар.

МАТЕРИАЛЫ И МЕТОДЫ ИССЛЕДОВАНИЯ

Животные. Электрофизиологические опыты выполнены на взрослых голубях *Columba livia* обоего пола и массой 350–420 г и самцах крыс популяции Вистар массой 280–320 г. Исследование числа лейкоцитов выполнено на самцах крыс популяции Вистар той же массы и возраста. Животных, предназначенных для проведения электрофизиологических экспериментов, за 7–10 дней до хирургической операции помещали в изолированную от звуковых и световых раздражителей экспериментальную камеру для адаптации к условиям содержания (фотопериоду (свет–темнота 12 : 12 ч) и температурному режиму ($23 \pm 1^\circ\text{C}$)). Во время экспери-

мента животные находились в прозрачной клетке из органического стекла. Распределение голубей в экспериментальные группы происходило с помощью простой рандомизации. Распределение крыс осуществлялось на основе стратифицированной рандомизации с использованием теста “открытое поле” и оценки реакции на хэндлинг. В ходе тестирования были отобраны и распределены по экспериментальным группам животные, продемонстрировавшие высокую исследовательскую активность и низкую тревожность.

Для голубей неактивной фазой суток является темная, а для крыс — светлая. Эксперименты на голубях начинали за 4 ч до наступления темной фазы суток, на крысах — в начале светлой фазы суток. Крыс, предназначенных для изучения числа лейкоцитов, содержали в виварии при температуре $23 \pm 1^\circ\text{C}$. Вода и пища были доступны без ограничений. Все манипуляции с животными проводили в соответствии с требованиями Базельской декларации и протокола, утвержденного этическим комитетом ИЭФБ РАН, находящимся в соответствии с национальными и международными требованиями.

Препараты. Для индукции эндотоксемии у голубей и крыс применяли эндотоксин ЛПС (*Escherichia Coli* 0111:B4, Sigma Aldrich, USA). ЛПС растворяли в апиогенном 0.9% изотоническом физиологическом растворе (физ. р-ре) и вводили внутривенно (в/в) в дозе 100 мкг/кг и в объеме не более 0.2 мл.

Очищенный рекомбинантный белок теплового шока Hsp70 (HSPA1A) человека был получен из экстракта *E. coli*, трансформированных плазмидой pMSHsp70. Hsp70 выделяли методом ионно-обменной хроматографии с применением DEAE-Sephарозе (GE Healthcare) с последующей АТФ-аффинной хроматографией с применением АТФ-агарозы (Sigma, США). Далее при помощи геля полимиксина-В (Sigma, США) удаляли примесь бактериального эндотоксина ЛПС. Оценку количества ЛПС в растворе очищенного белка проводили с помощью теста LALA E-Toxate (Sigma Aldrich, США). Конечный раствор белка Hsp70 содержал менее 0.5 ЕУ/мг ЛПС [34, 35]. Полученный препарат растворяли в физ. р-ре и вводили животным (в/в) за 15 мин до введения ЛПС или контрольного раствора в дозе 85 мкг/кг и в объеме не более 0.1 мл.

Для исключения влияния на результаты экспериментов примеси контаминантов в препарате Hsp70, основным из которых является ЛПС, была выполнена серия опытов с применением термоденатурированного Hsp70 (Hsp70ден) в той же дозе.

Для этого Hsp70 нагревали на водяной бане до 100°C в течение 5 мин.

В качестве контрольного раствора животным вводили физ. р-р, использовавшийся как растворитель для препаратов ЛПС, Hsp70 и Hsp70ден. Физ. р-р вводили в объеме 0.1 и 0.2 мл в качестве контроля к Hsp70 и ЛПС соответственно.

Дизайн эксперимента. Для того чтобы изучить и сравнить влияние Hsp70 на ЛПС-индуцированные изменения показателей терморегуляции, на голубях ($n = 6$) и крысах ($n = 6$) были выполнены следующие серии исследований с внутривенным (в/в) введением препаратов в вышеуказанных дозах:

- 1) контрольная группа, введение (в/в) физ. р-ра дважды с интервалом 15 мин;
- 2) введение физ. р-ра (в/в) за 15 мин до ЛПС (в/в);
- 3) введение Hsp70 (в/в) за 15 мин до физ. р-ра (в/в);
- 4) введение Hsp70 (в/в) за 15 мин до ЛПС (в/в).

Для того чтобы исключить влияние остаточной контаминации (ЛПС) в препарате Hsp70 на физиологические показатели при эндотоксемии, на другой группе голубей ($n = 5$) и крыс ($n = 5$) было выполнено серии экспериментов с применением Hsp70ден в той же дозе.

Для изучения числа лейкоцитов у крыс брали кровь из хвостовой вены через 1 ч и через 5 ч после введения контрольных растворов, препаратов Hsp70, ЛПС или профилактического введения препаратов Hsp70 до ЛПС. Препараты вводили в той же дозировке и в том же объеме, как и в случае изучения электрофизиологических показателей.

Данная серия экспериментов включала следующие группы:

- 1) контрольная группа, введение (в/в) физ. р-ра дважды с интервалом 15 мин ($n = 8$);
- 2) введение физ. р-ра (в/в) за 15 мин до ЛПС ($n = 8$);
- 3) введение Hsp70 (в/в) за 15 мин до физ. р-ра ($n = 8$);
- 4) введение Hsp70 (в/в) за 15 минут до ЛПС (в/в) ($n = 8$);
- 5) введение Hsp70ден (в/в) за 15 мин до физ. р-ра ($n = 6$);
- 6) введение Hsp70ден (в/в) за 15 минут до ЛПС (в/в) ($n = 6$).

Хирургические манипуляции. Хирургические операции проводили под общим наркозом с использованием золетил-100 (tiletamine hydrochloride and zolazepam; Virbac, Carros, France). Голубям вводили 55 мг/кг внутримышечно, крысам — 85 мг/кг.

Изменения T_m и температуры кожных покровов ($T_{кп}$) оценивали с помощью минитермисторов (BetaTherm cat 2K7 MCD1, диаметром 0.46 мм, сопротивлением 1.5 кОм, США). Минитермистор, предназначенный для измерения T_m , у голубей устанавливали над областью гипоталамуса согласно координатам: 9 мм роstralнее нулевой точки, 2 мм латерально от средней линии и 6 мм ниже поверхности черепа [36]. Крысам минитермистор вживляли по следующим координатам: 0.5 мм каудальнее брегмы, 2.5 мм латерально от средней линии и 5 мм ниже поверхности черепа [37]. Минитермистор для регистрации T_m и у голубей, и у крыс закрепляли на поверхности черепа с помощью самоотвердевающей пластмассы “Акродент” (Стома, Украина). Минитермисторы, регистрирующие $T_{кп}$ (для оценки периферической вазомоторной реакции), фиксировали на неоперенной части ноги у голубей и в основании хвоста у крыс. Для регистрации электромиограммы (ЭМГ) вживляли крючкообразные позолоченные электроды в грудную мышцу голубям и в шейную мышцу крысам. Провода от минитермисторов и электродов проводились под кожей до места прикрепления разъема. У голубей все провода от вживленных электродов и минитермисторов протягивались под кожей и подключались к микросхеме — “рюкзачку” (15 г), надетому на спину голубю. У крыс разъемы для подключения кабеля устанавливали на голове и фиксировали с помощью “Акродент”. Провода от электродов, регистрирующих ЭМГ и $T_{кп}$, также проводили под кожей и подключали к общему разъему. Сигналы от “рюкзачка” или разъема на голове переключались на кабель, идущий к предварительному усилителю, и затем через блок аналоговой обработки и оцифровки поступали на компьютер для архивирования и обработки. Наличие подвижного коммутатора предотвращало переключение проводов и позволяло животным свободно передвигаться. Эксперименты начинали после полного восстановления животных после операции (через 12–14 дней).

Обработка сигнала. Регистрацию комплекса электрофизиологических данных у голубей проводили в течение 24 ч, у крыс — в течение 12 ч. Для регистрации и анализа электрофизиологических параметров использовали оригинальную компьютерную систему SASR—8800 (США) [38]. Первичное усиление сигналов (в 100 раз) осуществлялось в предусилителе. Далее сигналы поступали в блок аналоговой обработки для дальнейшего усиления. Для этого использовался аналого-цифровой преобразователь с 8 аналоговыми входами, диапазоном входного напряжения ± 5 В, уровнем шумов —

0.01%. Микрокомпьютер отбирал каждый сигнал 120 раз в секунду с помощью моделирующей системы АЦП емкостью 12 бит. Полномасштабный диапазон для электродов был равен ± 1 мВ. Частотный диапазон для ЭМГ составлял 60–1000 Гц, сигналы ЭМГ усреднялись таким образом, чтобы выдавать 10 измерений в секунду. Все полученные средние величины сохранялись как двоичные целые числа с определенным знаком и с разрешением 0.25 мВ. [38]. Экспериментальная установка и компьютерные программы позволяли измерять температуры с точностью до 0.01 С. Повышение точности измерения температуры определялось тщательным построением калибровочной кривой. Калибровка термисторов производилась в широком диапазоне температур и каждая из температурных точек получалась путем усреднения 10 измерений за секунду.

Обработку электрофизиологических данных проводили с помощью комплекса программ, разработанных ранее сотрудником университета Таллахасси (США) D. Ross [38] и сотрудником ИЭФБ РАН А.Л. Зиминим. В наших экспериментах вычислялась средняя T_m и $T_{кп}$ за 30 мин. Для оценки уровня САМ производилась обработка ЭМГ, амплитуда которой пропорциональна степени напряжения мышцы и расстоянию между отводящими электродами. С помощью программного обеспечения вычислялась средняя интегрированная ЭМГ грудной мышцы за 1 ч.

Подсчет числа лейкоцитов. Определение суммарного пула циркулирующих в крови лейкоцитов осуществляли с использованием стандартной методики подсчета в камере Горяева. Для визуализации ядер лейкоцитов применяли 3% раствор уксусной кислоты, окрашенной метиленовым синим. Для подсчета числа лейкоцитов кровь разводили в 10 раз.

Методы статистической обработки результатов. Для статистической обработки данных и подготовки иллюстраций применяли программу GraphPad Prism 8. Для проверки нормальности распределения использовали критерий Шапиро—Уилка. Анализ изменений T_m , $T_{кп}$ и САМ проводили с помощью дисперсионного анализа с повторными измерениями RM (repeated measures)-ANOVA. Для обработки числа лейкоцитов применяли one-way ANOVA для независимых выборок (с использованием post-hoc анализа с помощью критерия Тьюки). Данные на рисунках представлены как среднее $\pm$ стандартная ошибка среднего ($M \pm SEM$).

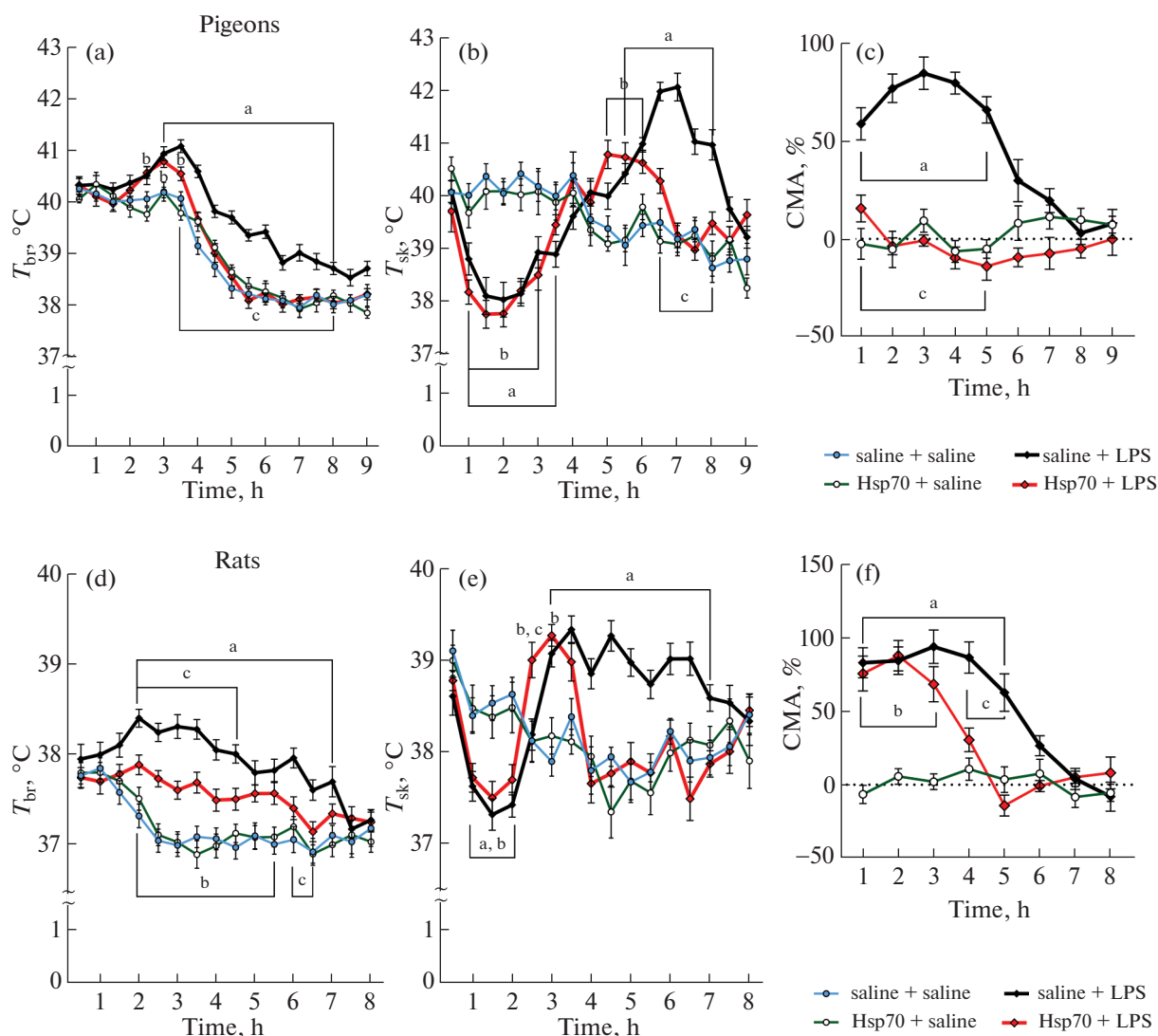


Рис. 1. Влияние препарата Hsp70 на показатели терморегуляции при эндотоксемии у голубей (a–c) и крыс (d–f). На рисунках (a), (b), (d) и (f) представлены изменения температуры мозга (T_{br}) и температуры кожных покровов (T_{sk}). По оси ординат представлены значения температур мозга и кожных покровов в контроле (saline+saline), при введении Hsp70 (Hsp70 + saline), ЛПС (saline + LPS) и при профилактическом введении Hsp70 до начала эндотоксемии (Hsp70 + LPS), по оси абсцисс – время в часах. Для (a) $F(3,20)=19.20$, $p < 0.0001$; (b) $F(3,20) = 3.855$, $p = 0.0251$; (d) $F(3,20) = 7.398$, $p = 0.0016$; (e) $F(3,20) = 58.55$, $p = 0.0026$. На рисунках (c) и (f) представлено изменение уровня сократительной активности (CMA) у голубей и крыс при тех же воздействиях относительно контрольного уровня. Для (c) $F(2,15) = 314.3$, $p < 0.0001$; для (f) $F(2,15) = 334.3$, $p < 0.0001$. ^a $p < 0.05$ достоверность отличий эффектов ЛПС по сравнению с контролем; ^b $p < 0.05$ достоверность отличий эффектов Hsp70 до ЛПС по сравнению с действием профилактического введения Hsp70 до ЛПС; ^c $p < 0.05$ достоверность отличий эффектов ЛПС по сравнению с действием профилактического введения Hsp70 до ЛПС.

РЕЗУЛЬТАТЫ ИССЛЕДОВАНИЯ

Влияние Hsp70 на показатели терморегуляции при эндотоксемии у голубей и крыс

Проведенное исследование показало, что внутривенное введение препарата Hsp70 ни у голубей, ни у крыс не вызывало изменений T_m , периферической вазомоторной реакции и САМ по сравнению с контролем (рис. 1).

Введение ЛПС вызывало у голубей развитие лихорадки, что проявлялось повышением T_m по срав-

нению с контролем в период с 3-го по 8-й ч в среднем на $1.00 \pm 0.10^\circ\text{C}$ ($p < 0.05$) (рис. 1a). В течение первых 3.5 ч выявлено снижение T_{kp} в среднем на $1.7 \pm 0.2^\circ\text{C}$ ($p < 0.05$), свидетельствовавшее о развитии вазоконстрикции, приводящей к ограничению теплоотдачи и способствующей повышению T_m (рис. 1b). Через 5.5 ч после введения ЛПС происходило повышение T_{kp} в среднем на $1.9 \pm 0.2^\circ\text{C}$ ($p < 0.05$), что свидетельствовало о том, что вазоконстрикция сменялась на вазодилатацию, способствующую усилению теплоотдачи. Кроме того,

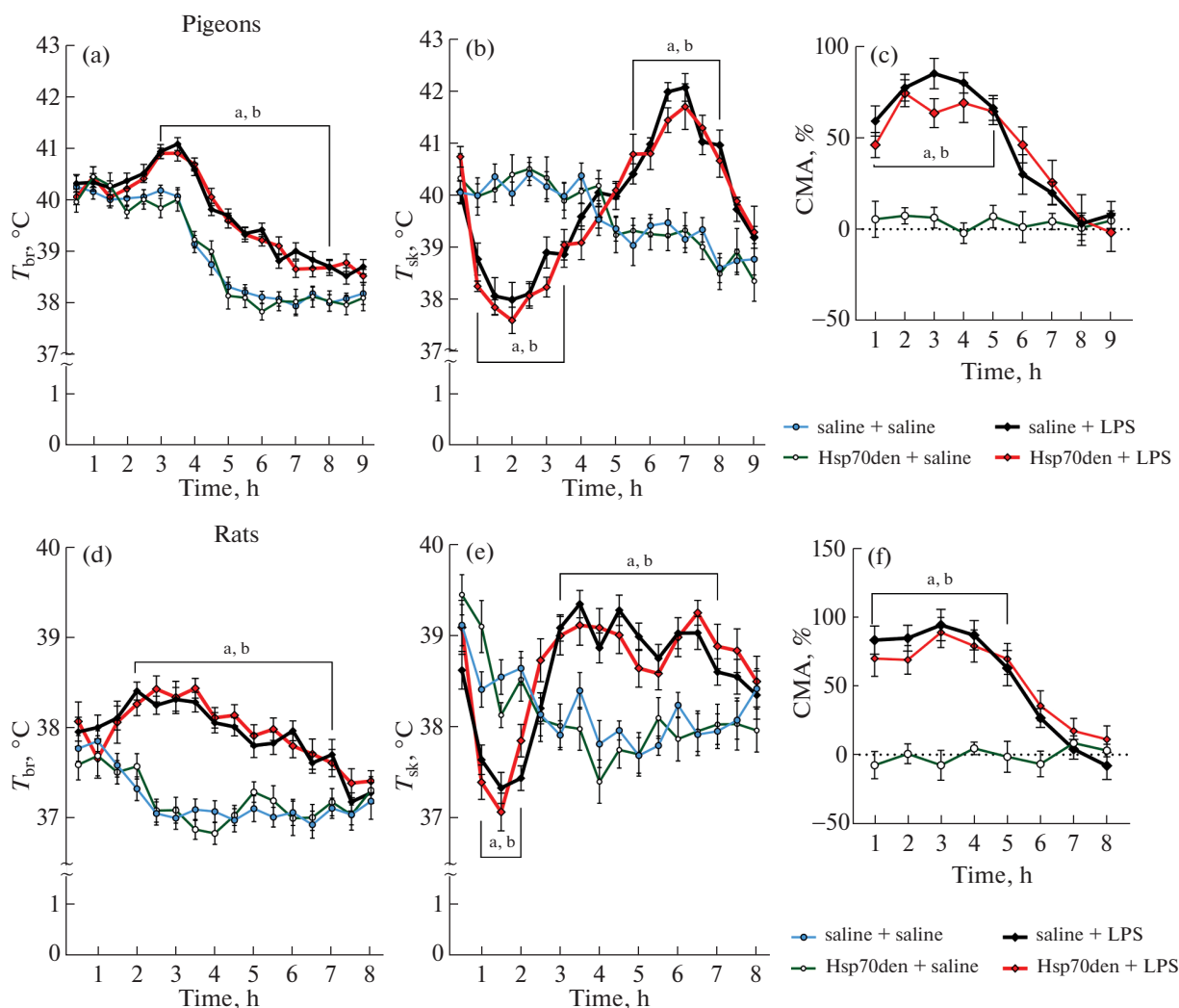


Рис. 2. Влияние Hsp70ден на показатели терморегуляции при эндотоксемии у голубей (а–с) и крыс (d–f). На рисунках (а), (b), (d) и (e) представлены изменения температуры мозга (T_{br}) и температуры кожных покровов (T_{sk}). По оси ординат представлены значения температур мозга и кожных покровов в контроле (saline+saline), при введении термоденатурированного Hsp70 (Hsp70den+saline), ЛПС (saline+LPS) и при профилактическом введении термоденатурированного Hsp70 до начала эндотоксемии (Hsp70den+LPS). По оси абсцисс – время в часах. Для (а) $F(3,16)=18.14$, $p < 0.0001$; (b) $F(3,16) = 8.42$, $p = 0.0014$; (d) $F(3,16) = 10.32$, $p = 0.0005$; (e) $F(3,16) = 8.44$, $p = 0.0014$. На рисунках (с) и (f) представлено изменение уровня сократительной активности (CMA) у голубей и крыс при тех же воздействиях относительно контрольного уровня. Для (с) $F(2,12)=210.1$, $p < 0.0001$; (f) $F(2,12)=323.9$, $p < 0.0001$. ^a $p < 0.05$ достоверность отличий эффектов ЛПС по сравнению с контролем; ^b $p < 0.05$ достоверность отличий эффектов профилактического введения термоденатурированного Hsp70 до ЛПС по сравнению с контролем.

повышение T_m при эндотоксемии сопровождалось увеличением САМ в среднем на 73% ($p < 0.05$) по сравнению с контрольным уровнем, что свидетельствовало об усилении теплопродукции (рис. 1с).

В конце активной фазы суток T_m у крыс в среднем на 2 °С ниже, чем у голубей (рис. 1 d). При введении ЛПС у крыс повышение T_m (в среднем на 1.1 ± 0.08 °С ($p < 0.05$)) начиналось на 1 ч раньше, чем у голубей, и сохранялось в течение последующих 5 ч (рис. 1d). Повышение T_m сопровождалось

схожим по динамике изменением T_{kp} , однако период развития вазоконстрикции у крыс был менее продолжительным, чем у голубей (в течение 2-го часа), а период вазодилатации – наоборот, более длительным (с 3-го по 7-й час) (рис. 1e). Как и у голубей, у крыс при действии ЛПС наблюдалось усиление САМ на 82% ($p < 0.05$), способствовавшее повышению теплопродукции (рис. 1f).

Профилактическое введение Hsp70 голубям ослабляло ЛПС-индуцированную лихорадку – по-

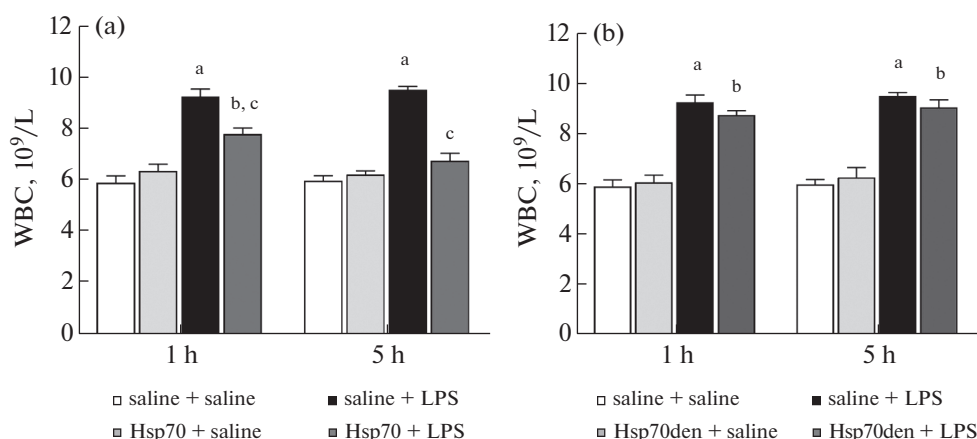


Рис. 3. Влияние Hsp70 и Hsp70ден на число лейкоцитов у крыс через 1 ч и через 5 ч после начала эндотоксемии. На рис. (a) представлены изменения числа лейкоцитов в контроле (saline+saline), при введении Hsp70 (Hsp70+saline), ЛПС (saline+LPS) и при профилактическом введении Hsp70 до начала эндотоксемии (Hsp70+LPS), на рисунке (b) – в контроле (saline+saline), при введении термоденатурированного Hsp70 (Hsp70den+saline), ЛПС (saline+LPS) и при профилактическом введении термоденатурированного Hsp70 до начала эндотоксемии (Hsp70den+LPS). На рисунке (a) $F(3,28) = 38.4$, $p < 0.0001$ (через 1 ч), $F(3,28) = 70.11$, $p < 0.0001$ (через 5 ч), на рисунке (b) $F(3,26) = 48.2$, $p < 0.0001$ (через 1 ч), $F(3,26) = 50.1$, $p < 0.0001$ (через 5 ч). ^a $p < 0.05$ – достоверность отличий эффектов ЛПС по сравнению с контролем; ^b $p < 0.05$ – достоверность отличий эффектов профилактического введения Hsp70 или Hsp70ден до ЛПС по сравнению с контролем; ^c $p < 0.05$ – достоверность отличий эффектов ЛПС по сравнению с действием профилактического введения Hsp70 или Hsp70ден до ЛПС.

вышение T_m в среднем $0.52 \pm 0.06^\circ\text{C}$ ($p < 0.05$)) наблюдалось лишь в течение 1 ч (рис. 1a). Применение Hsp70 не предотвращало развитие периферической вазоконстрикции у голубей, но приводило к сокращению продолжительности периода вазодилатации (рис. 1b). Кроме того, Hsp70 полностью устранял ЛПС-индуцируемое усиление САМ, что могло способствовать уменьшению теплопродукции и выраженности лихорадочной реакции (рис. 1c).

У крыс профилактическое применение Hsp70 в условиях эндотоксемии приводило к уменьшению величины повышения температуры мозга с $1.1 \pm 0.08^\circ\text{C}$ ($p < 0.05$) до $0.56 \pm 0.05^\circ\text{C}$ ($p < 0.05$) (рис. 1d), однако период повышения T_m у крыс сохранялся на 2.5 ч дольше, чем у голубей (рис. 1d). Применение Hsp70 не устраняло развитие характерной для действия ЛПС периферической вазоконстрикции, однако продолжительность периода вазодилатации уменьшалась (рис. 1e). У крыс, в отличие от голубей, применение Hsp70 не предотвращало развитие ЛПС-индуцируемого усиления САМ, но способствовало сокращению периода повышения этого показателя по сравнению с действием одного ЛПС (рис. 1f).

Несмотря на то что препарат Hsp70 после выделения проходил очистку от эндотоксина с помощью полимиксина-В, необходимо было выполнить проверку на наличие остаточной примеси ЛПС, которая могла бы повлиять на результат экспериментов. Известно, что ЛПС устойчив к действию высоких температур, и для исключения возможности его влияния на результат исследования

была выполнена дополнительная серия опытов с применением препарата Hsp70ден. Данный препарат был подвергнут нагреванию, которое вызывало денатурацию и потерю активности Hsp70, но не влияло бы на свойства возможной примеси ЛПС. Выполненные нами эксперименты показали, что введение (в/в) Hsp70ден не оказывало влияния на характерные для эндотоксемии изменения показателей терморегуляции (рис. 2f). Эти данные свидетельствуют о том, что ослабление лихорадки у голубей и крыс при профилактическом введении Hsp70 являлось собственным эффектом препарата.

Влияние Hsp70 на число лейкоцитов при эндотоксемии у крыс

Многочисленные исследования свидетельствуют о способности Hsp70 модулировать функционирование иммунокомпетентных клеток, однако в наших экспериментах было показано, что внутривенное введение экзогенного Hsp70 не вызывает значимых изменений числа лейкоцитов ни через 1 ч, ни через 5 ч после инъекции (рис. 3a). Введение ЛПС вызывало у крыс увеличение количества лейкоцитов на 56% и 58% через 1 ч и через 5 ч соответственно (рис. 3a). При профилактическом введении Hsp70 через 1 ч наблюдалось уменьшение числа лейкоцитов по сравнению с действием одного ЛПС. Через 5 ч значения этого показателя достигали контрольного уровня (рис. 3a).

Наши эксперименты показали, что применение препарата Hsp70ден не вызывало изменения числа

лейкоцитов, а введение Hsp70 до индукции эндотоксемии не корректировало характерный для действия ЛПС лейкоцитоз (рис. 3b). Эти данные подтверждают, что обнаруженная нами способность Hsp70 ослаблять ЛПС-индуцированный лейкоцитоз является собственным свойством экзогенного Hsp70.

ОБСУЖДЕНИЕ

Эндотоксин ЛПС является широко применяемым препаратом для создания модели эндотоксемии и изучения изменений различных показателей терморегуляции. Проведенное нами исследование показало, что введение ЛПС и у голубей, и у крыс вызывало повышение T_m , сопровождавшееся развитием вазоконстрикции и повышением уровня САМ. Вазоконстрикция является периферической сосудистой реакцией, направленной на ограничение теплоотдачи, и способствующей повышению T_m . Усиление САМ при эндотоксемии является механизмом, направленным на увеличение теплопродукции и способствует повышению температуры тела [6, 8]. Последующее развитие вазодилатации, наблюдаемое и у голубей, и у крыс, по-видимому, могло являться механизмом, ограничивающим дальнейшее повышение T_m . Таким образом, в нашем исследовании развитие эндотоксемии у голубей и крыс характеризовалось схожими изменениями показателей терморегуляции, что свидетельствует об общности терморегуляторных механизмов реакции на эндотоксин у голубей и крыс. Отличия в реакции голубей и крыс на ЛПС состояли в том, что у крыс фебрильный ответ развивался раньше, чем у голубей. Кроме того, период повышения T_m , а также периоды вазоконстрикции и вазодилатации имели различную продолжительность.

В нашем исследовании впервые выполнено сравнительно-физиологическое исследование влияния экзогенного Hsp70 на развитие лихорадочной реакции у представителей двух классов позвоночных животных. Наши эксперименты показали, что у голубей введение Hsp70 уменьшало прирост T_m и значительно ускоряло возвращение температуры мозга к контрольным значениям. У крыс, в отличие от голубей, Hsp70 ослаблял величину лихорадочного ответа, но повышение T_m сохранялось дольше, чем у голубей. И у голубей, и у крыс сохранялась периферическая вазоконстрикция, однако следующая за ней фаза вазодилатации была менее выражена, что, вероятно, может быть связано с ослаблением интенсивности фебрильной реакции. О более выраженном антипиретическом эффекте применения Hsp70 у голубей свидетельствует также и отсутствие прироста САМ, вероят-

но, способствовавшее уменьшению теплопродукции. В отличие от голубей, у крыс повышение САМ сохранялось в течение 3 ч после введения ЛПС. Однако восстановление этого показателя до контрольных значений происходило раньше, чем при действии одного ЛПС, и, вероятно, могло способствовать уменьшению теплопродукции и снижению T_m . Можно предположить, что для получения более выраженного антипиретического эффекта при ЛПС-индуцированной эндотоксемии у крыс требуется применение более высокой дозы Hsp70.

В нашем исследовании было установлено, что введение ЛПС приводило к развитию лейкоцитоза у крыс. Увеличение числа лейкоцитов является одним из маркеров воспалительного процесса [39]. Уже через 1 ч после профилактического введения Hsp70 мы наблюдали снижение числа лейкоцитов, а через 5 ч — нормализацию этого показателя. Вероятно, уменьшение рекрутирования лейкоцитов при профилактическом введении Hsp70 может свидетельствовать о противовоспалительных свойствах белка Hsp70. Таким образом, полученные нами данные свидетельствуют о способности Hsp70 корректировать терморегуляторные показатели ЛПС-индуцированной лихорадочной реакции и воспалительную реакцию у голубей и крыс.

Известно, что основными участниками запуска лихорадки при эндотоксемии являются провоспалительные цитокины IL-1 β , IL-6, TNF- α , а также основной медиатор — простагландин E₂ (PGE₂) [6, 40]. Однако вопрос о точных механизмах передачи провоспалительного сигнала ЛПС у птиц остается открытым, так как основная масса исследований, посвященных этому вопросу, выполнена на млекопитающих. Предполагается, что у птиц, в отличие от млекопитающих, более важную роль в запуске лихорадки играет IL-6, и, вероятно, менее выражено участие PGE₂ [41]. Показано, что экзогенный Hsp70 может взаимодействовать с рецепторными комплексами мембран иммунокомпетентных клеток (CD11b/CD18, TLR2 и TLR4) и модулировать их активность. Это приводит к снижению продукции активных форм кислорода, TNF- α , IL-6, экспрессии мРНК TLR4 и IL-1 β [42–45]. Есть данные, что противовоспалительный эффект Hsp70 может быть также обусловлен индукцией противовоспалительного цитокина IL-10 [46]. В опытах *in vivo* было обнаружено, что профилактическое введение Hsp70 способствует повышению выживаемости животных при введении высоких доз ЛПС, корректирует ряд гемодинамических показателей и биохимических параметров крови (концентрации билирубина, креатинина и др.) [28–31]. Совокупность этих данных позволяет предполагать, что профилактически введенный Hsp70 может конку-

рировать с ЛПС за связывание с TLR2 и TLR4, блокируя при этом активацию провоспалительного каскада с участием фактора NF-κB. В пользу этого предположения свидетельствуют данные о том, что терапевтическое (после введения высокой дозы ЛПС) применение Hsp70 не устраняло развитие тахикардии и не снижало уровень смертности [28]. Известно, что одним из ключевых участников запуска фебрильной реакции является PGE₂, продуцируемый периферическими макрофагами [6]. Вероятно, способность Hsp70 взаимодействовать с этими клетками приводит к снижению продукции PGE₂ и ослаблению лихорадочного ответа.

Следует отметить, что приведенные выше сведения о защитных эффектах экзогенного Hsp70 были получены с использованием культур клеток и лабораторных млекопитающих (мышей и крыс). У птиц были обнаружены те же типы иммунокомпетентных клеток, наличие CD11b рецепторов и основные медиаторы воспаления (IL-6, IL-1β, TNF-α, PGE₂) [47, 48]. Вероятно, антипиретический эффект Hsp70 у голубей и крыс мог реализовываться за счет схожих механизмов и являться результатом влияния на функционирование иммунокомпетентных клеток и продукцию провоспалительных цитокинов. Существует мнение, что птицы более устойчивы к действию ЛПС, чем представители млекопитающих. Комплекс TLR4 обнаружен и у птиц, и у млекопитающих, однако у птиц не было обнаружено липополисахарид-связывающего белка и свободной формы рецептора CD14, участвующих в передаче сигнала у млекопитающих, а также TLR4-опосредованного сигнального каскада, обеспечивающего продукцию интерферонов [49, 50]. Возможно, с этой особенностью может быть связан и более выраженный антипиретический эффект Hsp70 у голубей.

Таким образом, проведенное исследование показало, что введение Hsp70 уменьшает величину лихорадочного ответа при действии ЛПС у голубей и крыс, а также способствует нормализации числа лейкоцитов в крови у крыс. Эти результаты свидетельствуют о способности Hsp70 ослаблять системную воспалительную реакцию. Можно предположить, что механизмы реализации противовоспалительного действия Hsp70 при эндотоксемии являются общими для представителей млекопитающих и птиц. Полученные данные могут являться фундаментальным обоснованием для дальнейших исследований в этом направлении с целью оценки терапевтического потенциала экзогенного Hsp70 при эндотоксемии и сепсисе, что будет иметь важное значение для разработки новых подходов к лечению этих состояний.

ИСТОЧНИКИ ФИНАНСИРОВАНИЯ

Работа выполнена в рамках государственного задания (тема № АААА-А18-118012290427-7).

ВКЛАД АВТОРОВ

К.В. Лапшина — проведение экспериментов, обработка и анализ данных, написание статьи. И.В. Гужова — получение препарата Hsp70, редактирование статьи. И.В. Екимова — концептуализация, методология исследования, анализ данных, редактирование статьи.

КОНФЛИКТ ИНТЕРЕСОВ

Авторы декларируют отсутствие конфликта интересов.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Roth J, Blatteis CM (2014) Mechanisms of fever production and lysis: lessons from experimental LPS fever. *Compr Physiol* 4:1563–604. <https://doi.org/10.1002/cphy.c130033>
2. Evans SS, Repasky EA, Fisher DT (2015) Fever and the thermal regulation of immunity: the immune system feels the heat. *Nat Rev Immunol* 15:335–349. <https://doi.org/10.1038/nri3843>
3. Dickson K, Lehmann C (2019) Inflammatory response to different toxins in experimental sepsis models. *Int J Mol Sci* 20:4341. <https://doi.org/10.3390/ijms20184341>
4. Kluger MJ, Kozak W, Conn C, Leon L, Soszynski D (1996) The adaptive value of fever. *Infect Dis Clin North Am* 10:1–20. [https://doi.org/10.1016/S0891-5520\(05\)70282-8](https://doi.org/10.1016/S0891-5520(05)70282-8)
5. Lapshina KV, Ekimova IV (2010) Effects of sleep deprivation on measures of the febrile reaction and the recovery of somatovisceral functions and sleep in endotoxemia. *Neurosci. Behav Physiol* 40: 381–388. <https://doi.org/10.1007/s11055-010-9268-6>
6. Nakamura K (2011) Central circuitries for body temperature regulation and fever. *Am J Physiol – Regul Integr Comp Physiol* 301: 1207–1228. <https://doi.org/10.1152/ajpregu.00109.2011>
7. Gray DA, Marais M, Maloney SK (2013) A review of the physiology of fever in birds. *J Comp Physiol B Biochem Syst Environ Physiol* 183:297–312. <https://doi.org/10.1007/s00360-012-0718-z>
8. Garami A, Steiner AA, Romanovsky AA (2018) Fever and hypothermia in systemic inflammation. In: *Handbook of Clinical Neurology*. Elsevier B 157:565–597. <https://doi.org/10.1016/B978-0-444-64074-1.00034-3>
9. Sundgren-Andersson AK, Östlund P, Bartfai T (1998) Simultaneous measurement of brain and core temperature in the rat during fever, hyperthermia, hypothermia and sleep. *Neuroimmunomodulation* 5: 241–247. <https://doi.org/10.1159/000026344>
10. Ekimova IV (2003) Changes in the metabolic activity of neurons in the anterior hypothalamic nuclei in rats during hyperthermia, fever, and hypothermia. *Neurosci*

- Behav Physiol 33:455–460.
https://doi.org/10.1023/A:1023459100213
11. Kiyatkin EA, Sharma HS (2009) Permeability of the blood–brain barrier depends on brain temperature. *Neuroscience* 161: 926–939.
https://doi.org/10.1016/j.neuroscience.2009.04.004
 12. Gotoh M, Nagasaka K, Nakata M, Takashima I, Yamamoto S (2020) Brain temperature alters contributions of excitatory and inhibitory inputs to evoked field potentials in the rat frontal cortex. *Front Cell Neurosci* 14: 593027.
https://doi.org/10.3389/fncel.2020.593027
 13. Noorani AA, Yamashita H, Gao Y, Islam S, Sun Y, Nakamura T, Enomoto H, Zou K, Michikawa M (2020) High temperature promotes amyloid β -protein production and γ -secretase complex formation via Hsp90. *J Biol Chem* 295:18010–18022.
https://doi.org/10.1074/jbc.RA120.013845
 14. Dubé CM, Brewster AL, Baram TZ (2009) Febrile seizures: mechanisms and relationship to epilepsy. *Brain Dev* 31: 366–371.
https://doi.org/10.1016/j.braindev.2008.11.010
 15. Walter EJ, Carraretto M (2016) The neurological and cognitive consequences of hyperthermia. *Crit Care* 20:199.
https://doi.org/10.1186/s13054-016-1376-4
 16. Li H, Liu L, Zhang D, Xu J, Dai H, Tang N, Su X, Cao B (2020) SARS-CoV-2 and viral sepsis: observations and hypotheses. *Lancet* 395:1517–1520.
https://doi.org/10.1016/S0140-6736(20)30920-X
 17. Liu E, Lewis K, Al-Saffar H, Krall CM, Singh A, Kulchitsky VA, Corrigan JJ, Simons CT, Petersen SR, Musteata FM, Bakshi CS, Romanovsky AA, Sellati TJ, Steiner AA (2012) Naturally occurring hypothermia is more advantageous than fever in severe forms of lipopolysaccharide- and *Escherichia coli*-induced systemic inflammation. *Am J Physiol – Regul Integr Comp Physiol* 302:1372–1383.
https://doi.org/10.1152/ajpregu.00023.2012
 18. Zhang YH, Takahashi K, Jiang GZ (1994) In vivo production of heat shock protein in mouse peritoneal macrophages by administration of lipopolysaccharide. *Infect Immun* 62(10): 4140–4144.
https://doi.org/10.1128/IAI.62.10.4140-4144.1994
 19. Meng X, Brown JM, AL, Nordeen SK, Franklin W, Harken AH, Banerjee A (1996) Endotoxin induces cardiac HSP70 and resistance to endotoxemic myocardial depression in rats. *Am J Physiol* 271:1316–1324.
https://doi.org/10.1152/ajpcell.1996.271.4.C1316
 20. Sarson AJ, Read LR, Haghighi HR, Lambourne MD, Brisbin JT, Zhou H, Sharif S (2007) Construction of a microarray specific to the chicken immune system: profiling gene expression in B cells after lipopolysaccharide stimulation. *Can J Vet Res* 71:108–118.
 21. Zhang A, Zhou X, Wang X, Zhou H. (2011) Characterization of two heat shock proteins (Hsp70/Hsc70) from grass carp (*Ctenopharyngodon idella*): evidence for their differential gene expression, protein synthesis and secretion in LPS-challenged peripheral blood lymphocytes. *Comp Biochem Physiol B Biochem Mol Biol* 159:109–114.
https://doi.org/10.1016/j.cbpb.2011.02.009
 22. Chiaramonte M, Inguglia L, Vazzana M, Deidun A, Arizza V (2019) Stress and immune response to bacterial LPS in the sea urchin *Paracentrotus lividus* (Lamarck, 1816). *Fish Shellfish Immunol* 92:384–394.
https://doi.org/10.1016/j.fsi.2019.06.017
 23. Daugaard M, Rohde M, Jaattela M (2007) The heat shock protein 70 family: Highly homologous proteins with overlapping and distinct functions. *FEBS Lett* 581:3702–3710
https://doi.org/10.1016/j.febslet.2007.05.039
 24. Rosenzweig R, Nillegoda NB, Mayer MP, Bukau B (2019) The Hsp70 chaperone network. *Nat Rev Mol Cell Biol* 20: 665–680.
https://doi.org/10.1038/s41580-019-0133-3
 25. Calderwood SK, Murshid A, Prince T (2009) The shock of aging: molecular chaperones and the heat shock response in longevity and aging—a mini-review. *Gerontology* 55:550–558.
https://doi.org/10.1159/000225957
 26. Srivastava P (2002) Interaction of heat shock proteins with peptides and antigen presenting cells: chaperoning of the innate and adaptive immune responses. *Annu Rev Immunol* 20:395–425.
https://doi.org/10.1146/annurev.immunol.20.100301.064801
 27. Asea A (2008) Heat shock proteins and toll-like receptors. *Handb Exp Pharmacol*. (183):111–127.
 28. Kustanova GA, Murashev AN, Karpov VL, Margulis BA, Guzhova IV, Prokhorenko IR, Grachev SV, Evgen'ev MB (2006) Exogenous heat shock protein 70 mediates sepsis manifestations and decreases the mortality rate in rats. *Cell Stress Chaperones* 11: 276–286.
https://doi.org/10.1379/csc-195r.1
 29. Yurinskaya MM, Vinokurov MG, Zatssepina OG, Garbuz DG, Guzhova IV, Rozhkova EA, Suslikov AV, Karpov VL, Evgen'ev MB (2009) Exogenous heat shock proteins (HSP70) significantly inhibit endotoxin-induced activation of human neutrophils. *Dokl Biol Sci* 426:298–301.
https://doi.org/10.1134/s0012496609030326
 30. Rozhkova EA, Yurinskaya MM, Zatssepina OG, Garbuz DG, Karpov VL, Surkov S, Murashev AN, Ostrov VF, Margulis BA, Evgen'ev MB, Vinokurov MG (2010) Exogenous mammalian extracellular HSP70 reduces endotoxin manifestations at the cellular and organism levels. *Ann N Y Acad Sci* 94–107.
https://doi.org/10.1111/j.1749-6632.2009.05375.x
 31. Ostrov VF, Slashcheva GA, Zharmukhamedova TI, Garbuz DG, Evgen'ev MB, Murashev AN (2010) Effect of the recombinant human heat shock protein HSP70 on the biochemical properties of blood in a model of endotoxic shock in rats. *Bioorg Khim* 36:337–342.
https://doi.org/10.1134/s1068162010030052
 32. Pastukhov YF, Ekimova IV, Hudik KA, Guzhova I.V. (2005) Lipopolysaccharide-free 70-kDa heat shock protein has hypothermic and somnogenic effects. *Dokl Biol Sci* 402:167–170.
https://doi.org/10.1007/s10630-005-0077-y

33. Пастухов ЮФ, Худик КА, Екимова ИВ (2010) Шапероны в регуляции и восстановлении физиологических функций. Российский физиологический журнал им. ИМ Сеченова. 96:708–725. [Pastuhov YuF, Hudik KA, Ekimova IV (2010) Shaperony v regulyatsii i vosstanovlenii fiziologicheskikh funktsij. Ros fiziol zh im IM Sechenova. 96:708–725. (In Russ)].
34. Shevtsov MA, Nikolaev BP, Yakovleva LY, Dobrodumov AV, Dayneko AS, Shmonin AA, Vlasov TD, Melnikova EV, Vilisov AD, Guzhova IV, Ischenko AM, Mikhrina AL, Galibin OV, Yakovenko IV, Margulis BA (2014) Neurotherapeutic activity of the recombinant heat shock protein Hsp70 in a model of focal cerebral ischemia in rats. *Drug Des Devel Ther* 8:639–650. <https://doi.org/10.2147/DDDT.S62024>
35. Ekimova IV, Plaksina DV, Pastukhov YF, Lapshina KV, Lazarev VF, Mikhaylova ER, Polonik SG, Pani B, Margulis BA, Guzhova IV, Nudler E (2018) New HSF1 inducer as a therapeutic agent in a rodent model of Parkinson's disease. *Exp Neurol* 306:199–208. <https://doi.org/10.1016/j.expneurol.2018.04.012>
36. Karten HJ, Hodos W (1967) A stereotaxic atlas of the brain of the pigeon (*Columba livia*). Johns Hopkins Press. Baltimore. Maryland.
37. Paxinos G, Watson C (2007) The rat brain in stereotaxic coordinates. 6th Edition. San Diego: Academic Press.
38. Rashotte M, Pastukhov IuF, Poliakov E, Henderson R (1998) Vigilance states and body temperature during the circadian cycle in fed and fasted pigeons (*Columba livia*). *Am J Physiol* 275:1690–1702. <https://doi.org/10.1152/ajpregu.1998.275.5.R1690>
39. Ronco C, Piccinni P, Rosner MH (eds) (2010) *Endotoxemia and endotoxin shock: disease, diagnosis and therapy. Contrib. Nephrol. Basel. Karger. (167): 1424.*
40. Krueger JM, Opp MR (2016) Sleep and microbes. *Int Rev Neurobiol* 131:207–225. <https://doi.org/10.1016/bs.irm.2016.07.003>
41. Grabbe N, Kaspers B, Ott D, Murgott J, Gerstberger R, Roth J (2020) Neurons and astrocytes of the chicken hypothalamus directly respond to lipopolysaccharide and chicken interleukin-6. *J Comp Physiol B* 190:75–85. <https://doi.org/10.1007/s00360-019-01249-1>
42. Antonova OY, Yurinskaya MM, Evgen'ev MB, Vinokurov MG (2013) The role of the TLR-dependent signaling pathway in the mechanism of phagocyte protection by exogenous heat shock protein HSP70 from the endotoxin action. *Dokl Biol Sci* 452:305–309. <https://doi.org/10.1134/S0012496613050037>
43. Vinokurov M, Ostrov V, Yurinskaya M, Garbuz D, Murashev A, Antonova O, Evgen'ev M (2012) Recombinant human Hsp70 protects against lipoteichoic acid-induced inflammation manifestations at the cellular and organismal levels. *Cell Stress Chaperones*. 17:89–101. <https://doi.org/10.1007/s12192-011-0288-0>
44. Ferat-Osorio E, Sánchez-Anaya A, Gutiérrez-Mendoza M, Boscó-Gárate I, Wong-Baeza I, Pastelin-Palacios R, Pedraza-Alva G, Bonifaz LC, Cortés-Reynosa P, Pérez-Salazar E, Arriaga-Pizano L, López-Macías C, Rosenstein Y, Isibasi A (2014) Heat shock protein 70 down-regulates the production of toll-like receptor-induced pro-inflammatory cytokines by a heat shock factor-1/constitutive heat shock element-binding factor-dependent mechanism. *Inflamm (Lond)* 11:19. <https://doi.org/10.1186/1476-9255-11-19>
45. Yurinskaya MM, Kochetkova OYu, Shabarchina LI, Antonova OYu, Suslikov AV, Evgen'ev MB (2017) Encapsulated Hsp70 decreases endotoxin-induced production of ROS and TNF α in human phagocytes. *Cell Stress Chaperones* 22:163–171. <https://doi.org/10.1007/s12192-016-0743-z>
46. Borges TJ, Lopes RL, Pinho NG, Machado FD, Souza AP, Bonorino C (2013) Extracellular Hsp70 inhibits pro-inflammatory cytokine production by IL-10 driven down-regulation of C/EBP β and C/EBP δ . *Int J Hyperthermia* 29:455–463. <https://doi.org/10.3109/02656736.2013.798037>
47. Qureshi MA, Heggen CL, Hussain I (2000) Avian macrophage: effector functions in health and disease. *Dev Comp Immunol* 24:103–119. 2000. [https://doi.org/10.1016/s0145-305x\(99\)00067-1](https://doi.org/10.1016/s0145-305x(99)00067-1)
48. Rohde F, Schusser B, Hron T, Farkašová H., Plachý J., Hárte S., Hejnar J., Elleder D., Kaspers B. (2018) Characterization of chicken tumor necrosis factor- α , a long missed cytokine in birds. *Front Immunol* 9:605. <https://doi.org/10.3389/fimmu.2018.00605>
49. Brownlie R., Allan B. (2011) Avian toll-like receptors. *Cell Tissue Res* 343:121–130. <https://doi.org/10.1007/s00441-010-1026-0>
50. Keestra A.M., de Zoete M.R., Bouwman L.I., Vaezrad M.M., van Putten J.P. (2013) Unique features of chicken Toll-like receptors. *Dev Comp Immunol* 41:316–323. <https://doi.org/10.1016/j.dci.2013.04.009>

PROPHYLACTIC ADMINISTRATION OF THE HEAT SHOCK PROTEIN HSP70 RELIEVES ENDOTOXEMIA-INDUCED FEBRILE REACTION IN PIGEONS (*COLUMBA LIVIA*) AND RATS

K. V. Lapshina^{a, #}, I. V. Guzhova^b, and I. V. Ekimova^a

^a I.M. Sechenov Institute of Evolutionary Physiology and Biochemistry of the Russian Academy of Sciences, Saint-Petersburg, Russia

^b Institute of Cytology of the Russian Academy of Sciences, Saint-Petersburg, Russia

[#]E-mail: ksenia.lapshina@gmail.com

The stress-inducible 70 kDa heat shock protein (Hsp70) can exert a protective effect on endotoxemia and sepsis due to its ability to interact with immune cells and modulate the immune response. However, it remains un-

known whether Hsp70 is able to relieve endotoxemia-induced fever. We carried out a comparative study of the effects of prophylactic administration of the human recombinant Hsp70 (HSPA1A) on lipopolysaccharide (LPS)-induced endotoxemia in pigeons and rats with preliminarily implanted electrodes and thermistors for recording the thermoregulatory parameters (brain temperature, peripheral vasomotor reaction, muscular contractile activity). Additionally, we analyzed the dynamics of the white blood cell (WBC) count in rats under the same conditions. It was found that prophylactic administration of Hsp70 relieves the LPS-induced febrile reaction in pigeons and rats and accelerates the restoration of the WBC count in rats. These data suggest that these warm-blooded animals share the common physiological mechanism of the protective effect of Hsp70.

Keywords: heat shock protein 70 kDa, endotoxemia, brain temperature, white blood cells, pigeon, rat